BEST AVAILABLE COPY



JPA03-164200

PATENT ABSTRACTS OF JAPAN

(11) Publication number: 03164200 A

(43) Date of publication of application: 16.07.91

(51) Int. CI

C12Q 1/68

(21) Application number: 01303166

(22) Date of filing: 24.11.89

(71) Applicant:

HITACHI LTD

(72) Inventor:

FUJITA MASAHIKO KANBARA HIDEKI **MURAKAWA KATSUJI NAGAI KEIICHI SHIMADA TAMOTSU**

(54) ANALYSIS OF GENE BY LIQUID HYBRIDIZATION

(57) Abstract:

PURPOSE: To detect the presence of a specific base sequence and the mutation of base pair and to analyze a gene by adding a specific nucleoside triphosphate, a DNA fragment and a DNA polymerase to a specimen containing nucleic acid to synthesize a complemental strand DNA and analyzing the DNA by electrophoresis.

CONSTITUTION: Four kinds of nucleoside triphosphates, a DNA fragment having a specific sequence and a DNA

polymerase are added to a DNA specimen containing nucleic acid of an organism or virus and subjected to hybridization. The synthesized complemental strand DNA is analyzed by gel-electrophoresis to analyze the gene by the base length pattern of the DNA. In the above process, the hydridization is carried out by using a non-labeled oligonucleotide terminator in combination with a labeled oligonucleotide primer and a DNA sequence between both components is synthesized to enable the analysis of gene using liquid hydridization technique.

COPYRIGHT: (C)1991, JPO& Japio

⑩ 日本国特許庁(JP)

① 特許出願公開

⑩ 公 開 特 許 公 報 (A) 平3-164200

⑤Int. Cl. 5C 12 Q 1/68

識別記号 庁内整理番号

匈公開 平成3年(1991)7月16日

Q 1/68 A 6807-4B

審査請求 未請求 請求項の数 3 (全8頁)

| 公発明の名称 | 液体ハイブリダイゼーションによる遺伝子の分析方法

②特 願 平1-303166

②出 願 平1(1989)11月24日

東京都国分寺市東恋ケ窪1丁目280番地 株式会社日立製 ⑫発 明者 藤 \blacksquare 雅彦 作所基礎研究所內 記 東京都国分寺市東恋ケ窪1丁目280番地 株式会社日立製 72発 明 者 神 原 秀 作所基礎研究所内 克 東京都国分寺市東恋ケ窪1丁目280番地 株式会社日立製 明 111 ⑫発 者 村 作所中央研究所内 東京都国分寺市東恋ケ窪1丁目280番地 株式会社日立製 井 啓 @発 明 者 永 作所中央研究所内 東京都千代田区神田駿河台4丁目6番地 株式会社日立製作所 の出 頭 人

個代 理 人 弁理士 平木 祐輔 外1名

最終頁に続く

明細書

1. 発明の名称

液体ハイブリダイゼーションによる遺伝子の 分析方法

2. 特許請求の範囲

- 2. 生物又はウィルスの核酸を含むDNA試料に

4種類のヌクレオシドトリフォスフェート、特 定配列のDNA断片及びDNAポリメラーゼを 加えハイブリダイゼーションさせ、相補鎖DN Aを合成し、この相補鎖DNAを変性させた後 再びハイブリダイゼーションさせるハイブリダ イゼーション及び変性を複数回くり返して、前 記相補鎖DNAを増幅し、得られる増幅したD NAをゲル電気泳動にかけてその塩基長パター ンにより遺伝子を分析する方法であって、上記 ハイブリダイゼーションを標識オリゴヌクレオ チドプライマーと共に非標識オリゴヌクレオチ ドターミネーターを使用し、前記オリゴヌクレ オチドプライマーと前記オリゴヌクレオチドタ ーミネーターとの間の領域のDNA配列を増幅 せしめることを特徴とする液体ハイブリダイゼ ーションによる遺伝子の分析方法。

 4種類のヌクレオシドフォスフェート、DN Aポリメラーゼ、標識オリゴヌクレオチドプラ イマー及び非標識オリゴヌクレオチドターミネ ーターを含む液体ハイブリダイゼーションによ る遺伝子の分折用試薬。

3. 発明の詳細な説明

(産業上の利用分野)

本発明は、1または複数の生物またはウイルスからの核酸を含有するサンプルにおいて特定の核酸配列の有無、該核酸配列中の塩基対の欠失あるいは挿入、もしくは変異を検出して遺伝子を分析する方法及び該分析用試薬に関する。

〔従来の技術〕

従来の遺伝子分析方法としては、サイエンティフィックアメリカン18巻4号(1988年)に記載されているPFLP(restriction-fragment lenth polymorphism) 法が知られている。

この方法は、分析しようとする染色体 DNA等を制限酵素で切断後、電気泳動にかけるもので、制限酵素の認識部位に塩基対の欠失、挿入あるいは変異があれば、得られる制限フラグメントの長さが変わり、制限フラグメントの多型(restrictionfragment lenth polymorphism)として現れる。これを電気泳動後、サザン プロティングにより、

の存在、非存在を確認するものである。

(発明が解決しようとする課題)

また、 PCR法においては、一回の増幅反応で検出しようとする特定の核酸配列を 10³倍程度に増幅できるので、検出が容易であるという長所がある反面、上記核酸配列の各単鎖に相補するプライ

標識プローブを用いて検出するものである。

また、他の方法としては、特開昭62-217161号 に記載されているPCR(Polymerase Chain Reaction) 法が知られている。この方法は2本鎖DNAの各 単鎖と各々相補する2種類のプライマーを使用し て、特定の核酸配列部位を増幅してウイルス等の 検出を行うものである。

すなわち、まず、サンプル中の2本鎖DNAを加熱変性させ、単鎖の各DNAに分離させる。次いで2種類のプライマーを準備し、各単鎖のDNAにハイブリダイズさせ、DNAポリメラーゼを作用せしめて各プライマーから延長鎖を生成せしめる

さらに得られた2本質の延長生成物に対し、上記の操作を複数回繰り返すことにより、上記2本鎖DNAにおける各プライマー間にはさまれ、かつ検出しようとする領域を有するDNA断片を増幅して得ることができる。

以下、標識プロープあるいは制限酵素を使用して上記DNA断片の有無を検出して、ウイルス等

マーを2種類使用するほか更にプロープあるいは 制限酵素を用いて検出するため上記核酸配列のか なりの部分が明らかになっていなければならず、 またこのため解析できる遺伝子の種類も限られ、 狭い範囲の遺伝子情報しか得ることができなかっ た。

さらに、上記PFLP法及び PCR法とも検出においては、わざわざ標識プロープ等を調製して使用しなければならず、分析操作も簡便なものとは言い難いものであった。

本発明の課題は、これら従来技術の問題点を解決することにあり、取り扱える遺伝子情報の範囲が広く、かつ個人識別あるいは遺伝病やウイルス感染症の診断に汎用的に適用できるとともにその操作を簡便に行いうる遺伝子の分析方法を提供することにある。

(課題を解決するための手段)

本発明者等は、上記課題を解決するために鋭意 研究の結果、予め標識したオリゴヌクレオチドプ ライマーと延長反応を停止させるための非標識オ リゴヌクレオチドターミネークを用いて分析対象 遺伝子DNAを鋳型として該プライマーから延長 されクーミネータに至る上記DNAと相補のDN A群を合成し、該合成されたDNA群を電気泳動 にかけそのパターンを鑑察する方法を見い出し、 本発明を完成するに至ったものである。

すなわち本発明は、

イマー及び非標識オリゴヌクレオチドターミネ ・一ターを含む液体ハイブリダイゼーションによ る遺伝子の分析用試薬。

に関するものである。

以下、本発明を更に詳述する。

本発明の上記第1の方法を第2図に基づき説明 する。

まず、サンプルDNAを加熱変性させ、単鎖のDNA6を生成せしめる。次いで、DNA6中の検出しようとする領域のが末端側の塩基配列と相補する予め標識されたオリゴヌクレオチドプライマー4と同領域のが末端側の塩基配列と相補する非標識のオリゴヌクレオチドターミネータ5を準備し、これらを上記単鎖のDNA6とハイプリダイズさせる。

このとき、dATP、dCTP、dGTP、dTTPからなる 4 種の D·N A 構成成分と D N A ポリメラーゼを存在 させると、 D N A 6 を鋳型とし、上記標識オリゴ ヌクレオチドプライマー 4 の 3 末端側から D N A 合成が開始され、オリゴヌクレオチドクーミネー 折方法。

- 2. 生物又はウィルスの核酸を含むDNA試料に 4種類のヌクレオシドトリフォスフェート、特 定配列のDNA断片及びDNAポリメラーゼを 加えハイプリダイゼーションさせ、相補鎖DN Aを合成し、この相補鎖DNAを変性させた後 再びハイプリダイゼーションさせるハイブリグ イゼーション及び変性を複数回くり返して、前じ 記相補鎖DNAを増幅し、得られる増幅したD NAをゲル電気泳動にかけてその塩基長パター ンによる遺伝子を分析する方法であって上記ハ イブリダイゼーションを標識オリゴヌクレオチ ドプライマーと共に非標識オリゴヌクレオチド ターミネーターを使用し、前記オリゴヌクレオ チドプライマーと前記オリゴヌクレオチドター ・ミネーターとの間の領域のDNA配列を増幅せ しめることを特徴とする液体ハイプリダイゼー ションによる遺伝子の分析方法。
- 4種類のヌクレオシドフォスフェート、DN Aポリメラーゼ、標識オリゴヌクレオチドプラ

夕5の直前まで延長される。図中破線で示された 部分が合成された部分である。

次に、電気泳動にかければ検出しようとする領域を含むDNAの断片のパターンをみることができる。

この場合、上記標識オリゴスクレオチドであり、マーは、プローブとしても機能するものであり、もし、上記電気泳動において、DNA断片を後いいないは、プライマー4に対する付着部位の塩基配列の変異を示し、また、DNA6におけるプライマ 観測される場合には、DNA6におけるプライマ 観測される場合には、DNA6におけるプライ 基配列の挿入欠失変異かあるいは、ターミネータ5に対する付着部位の塩基配列の変異を示している。

さらに本発明の第2の方法について第4図に基 づいて説明する。

この第2の方法はサンプルDNAが微量な場合、 検出しようとする特定の塩基配列を有するDNA 断片を増幅して検出するものであり、まず、標識

特開平3-164200(4)

されたオリゴヌクレオチドプライマー 4 と非標識オリゴヌクレオチドターミネータ 5 、及び 4 種のDNA構成核酸成分とDNAポリメラーゼを用いてDNA 6 及び DNA 6 と相補鎖を形成した一方のDNA 6 ′を鋳型とするDNA 合成を行う。

この場合、ターミネータ5はDNA6、とハイ プリダイズし、またDNA6、を鋳型し、プライ マーとして機能できるように塩基配列を調製する。

この操作より、 DNA 6 を鋳型として標識プライマー4 の 3 末端側から延長鎖が合成され、 ターミネータ 5 と相補のターミネータ配列 5 まで延長される ((a)鎖) 。 一方、 ターミネータ 5 は標識プライマーとしても機能し、 DNA 6 ′を鋳型としてターミネータ 5 の 3 末端側から延長鎖が合成される ((b)鎖) (第 4 図(1)) 。

次に、上記と同様の標識プライマー、ターミネーク及び4種のDNA構成核酸成分とDNAポリメラーゼの存在下、上記操作により生成した相補鎖を加熱変性して単鎖に分離し、これら各単鎖を鋳型としてDNAを合成せしめる。

ない。

オリゴヌクレオチドプライマーを標識するマーカーとしては、常法の分析において使用するものが用いられ、例えば螢光色素、放射性物質あるいは酵素等を挙げることができる。

本発明に用いるDNAポリメラーゼとしては、例えばタックポリメターゼ(由来:サーマス アクアティカス)、クレノウフラグメント (由来:大腸菌)、シーケナーゼ(由来: T 7 ファージ)等を挙げることができる。

次に、本発明における2本鎖DNAを加熱変性 させ、単鎖のDNAを得る条件としては、94℃、 3分間が適当である。

本発明におけるサンプルDNAとオリゴヌクレオチドプライマー及びオリゴヌクレオチドクーミネータとのハイプリグイゼーションは特に液体ハイブリダイゼーションを行う点で従来の方法に比して特異的である。

なお、以上の説明は分析する対象がDNAの場合について行ったが、レトロウィルス等のRNA

この操作により検出しようとする(a)領は DNA 6 及び(b)鎖からも合成され増幅する (第 4 図(2))。 さらに以上の操作を複数回反復すれば標識されかつ検出しようとする DNA 断片を増幅して得ることができる。

以下、これを前記と同様に電気泳動にかけることによりサンプルDNAが微量な場合であっても 充分分析することが可能となる。

本発明において用いるオリゴヌクレオチドブライマー及びオリゴヌクレオチドターミネータは、分析しようとする遺伝子DNAに合わせて、適宜任意調製して使用するものであり、プライマー及びターミネータとして機能しうるものであれば特に限定されるものではなく、またその調製に際しては通常行われているDNA合成機等を用いて行えば良い。

その塩基対数としては、オリゴヌクレオチドプライマーの場合、10~15bpが好適であり、またオリゴヌクレオチドターミネータの場合は4~8bpが好適であるが、これも特に限定されるわけでは

の場合であっても、これを鋳型としてDNAを合成することにより、本発明の方法が適用できることはいうまでもない。

また本発明の上記方法において使用する上記も 種類のヌクレオチドフォスフェート、DNAポリメラーゼ、標識オリゴヌクレオチドグラータは、この 分析用試薬は、分析対象のサンプルDNAと接触 せ、変性条件及びハイゼーショるDNAとは、の 条件を付与することにより検出しまったの A群を合成し得るものであり、簡便に個人 遺伝子病あるいはウィルス感染症の診断に利用で きる。

〔作 用〕

本発明の第一の方法においては予め標識したオリゴヌクレオチドプライマーと非標識オリゴヌクレオチドクーミネータがハイブリダイズされ、次いでプライマーを起点として相補鎖合成断片が生成され前記ターミネータの手前まで延長される。

特閒平3-164200(5)

これがゲル電気泳動において観測され、また第二の方法においては、プライマーにはさまれた領域が増幅され、標識プライマーからの延長生成物のみがゲル電気泳動により観測される。

上記いずれの方法においても塩基長分布パターンは個人あるいは感染症の原因となる生物またはウイルスにより大きく異なるので、個人識別、遺伝病や感染症の診断が容易になる。また第二の方法においてはDNAサンプルが微量のときでも充分検出できる。

(発明の効果)

識別、遺伝子病、ウイルス感染病等の診断のみならず遺伝子操作を伴う技術分野全般に亘って貢献 するものである。

(実施例)

以下、本発明の実施例を個人識別の二例を用いて説明する。

実施例 1

解析したヒトのDNAはManiatisの方法(Moleculer Clonig 280-281 (1982))に従って2人のヒトの血液から抽出した。 100μgの上記ゲノムDNA(核DNAコピー数は 10'ヶのオーダ)を10mM Tris-HCI (pH7.5)、50mM KC1、2.5mM MgC1z、100μg/ml ゼラチン、0.1μMのオリゴヌクレオチドプライマーとオリゴヌクレオチドターミネーク(本発明では非標識オリゴヌクレオチドとターミネータとして用いるのでこう称した)、0.5mM dTPと含有する初期体積 100μlの水溶液に発釈した。これに40μlの鉱油を重層した後、98℃で10分間加熱してゲノムDNAを変性し次いで50℃に冷却し

更に本発明のオリゴヌクレオチドプライマーは 予め標識されており、プローブとしても機能し得 るので従来法におけるように新たにプローブを調 製しうることなくしかも単に電気泳動により観察 しようとするDNA断片群のパターンをみること ができる点で極めて簡便である。

以上の効果を有する本発明は極めて画期的な遺 伝子分析方法であって、犯罪捜査等における個人

た。ここに、サーマス・アクアティカスからの 2 μ l のポリメラーゼを添加し、この D N A サンプ ルにつき次の温度変化を与えた。

- (1) 3分間の94℃での加熱
- (2) オリゴヌクレオチドプライマーとオリゴヌクレオチドターミネータをハイブリダイズするために50℃への冷却と3分間の50℃での保温
- (3) プライマー延長生成物を生ぜしめるための 70℃への加熱と70℃での10分間の保温

合成反応に用いたオリゴヌクレオチドプライマーは蛍光色素FITC(フルオレセイン イソチオシアネート)で壊職したものを用い、オリゴヌクレオチドクーミネータは非標識でその配列は次のとおりとした。

以上の反応の結果、得られたDNA断片を2%

特開平3-164200(8)

ポリアクリルアミドゲルを用いて電気泳動分離し、Arレーザを用いて蛍光色素FITCを励起してDNA断片群から発光する蛍光を実時間で検出したところ第1図に示すDNA断片スペクトルが得られた。 縦軸は蛍光強度、機軸はDNA断片群がArレーザ照射域を通過する時間である。

ゲノムDNAに蛍光標識プライマーとハイブリダイズする箇所が複数あるのでDNA断片群が複数に観測された。第1図に示したようにDNA断片1及び3の長さの相異、並びに個人BにおけるDNA断片2の欠失から観測された。DNA断片の長さの相異は第2図に示したプライマー4とターミネータ5の間の挿入欠失変異かターミネトA断片の有無は標識プライマー4付着部位の塩基配列の変異に由来する。このように本実施例においてはゲノムDNA全体に渡って点変異及び挿入欠失変異に由来するDNAの多型を検出できる。

本実施例はサンプルDNAが充分量供給されている場合に有効で、ゲノムDNAの多くの部位に

(3) プライマー延長生成物を生ぜしめるための 70℃への加熱と70℃での2分間の保温

最終サイクル後、サンプルを72℃でさらに10分間インキュベートして最終延長反応を完結させた。 増幅反応に用いたオリゴヌクレオチドプライマー は蛍光色素FITC(フルオレセイン イソチオシアネ ート)で標識したものを用い、オリゴヌクレオチ ドターミネークは非優識でその配列は次のとおり であった。

5' - CAACTGTGT - TCACTA - 3' FITC

5' - CTTCAT - 3'

以上の反応の結果得られたDNA断片を3%ポリアクリルアミドケルを用いて電気泳動分離し、Arレーザを用いてDNA断片群からの蛍光を実時間で検出したところ第3図に示すDNA断片スペクトルが得られた。第3図に示したようにDNA断片7の有無、並びにDNA断片8の長さの相異が観測された。DNA断片の有無は環識プライマ

ついて分析できるという特長がある。

実施例2

ヒトDNAは Higuchiらの方法(Nature vol. 332 Na.7(1988年))に従って2人の毛髪から抽出した。 $0.1\,\mu$ g の上記ゲノムDNA(核DNAコピー数は $10^4\,\gamma$ のオーダ)を $10\,\mathrm{mM}$ Tris-HCl(pH7.5)、 $50\,\mathrm{mM}$ KCl、 $2.5\,\mathrm{mM}$ MgCl $_{\mathrm{E}}$ 、 $100\,\mu$ g / m2 ゼラチン、 $0.5\,\mu$ Mのオリゴヌクレオチドプライマーとオリゴヌクレオチドターミネータ、 $1.5\,\mathrm{mM}$ dATP、 $1.5\,\mathrm{mM}$ dCTP、 $1.5\,\mathrm{mM}$ dGTP、 $1.5\,\mathrm{mM}$ dTPを含有する初期体積 $100\,\mu$ g の水溶液に希釈した。これに40 μ g の鉱油を重層した後、 $98\,\mathrm{C}$ で $10\,\mathrm{C}$ 間加熱してゲノムDNAを変性し、次いで $50\,\mathrm{C}$ に冷却した。こにサーマス・アクアティカスからの $2\,\mu$ g の ボリメラーゼを添加し、次の熱サイクルを $25\,\mathrm{G}$ 繰り返した。

- (1) 3分間の94℃の加熱
- (2) ブライマーとターミネータをハイブリダイ ズするための50℃への冷却と3分間で50℃で の保温

- 9 付着部位の塩基配列の変異に由来し、 D N A 断片の長さの相異はプライマー 9 とプライマー10 の間の挿入欠失変異がプライマー10付着部位の塩基配列の変異に由来する。 以上のように微量の D N A についても、実施例 1 と同様にゲノム D N A の多型を検出できた。

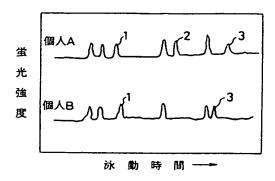
4. 図面の簡単な説明

第1図は本発明の実施例1による分析結果図、 第2図は実施例1のDNA合成・停止法の原理図、 第3図は本発明の実施例2による分析結果図、第 4図は実施例2のDNA増幅の原理図である。

4, 9… 標識オリゴヌクレオチドプライマー、5, 10… 非標識オリゴヌクレオチドターミネータ、6, 11…ゲノム鋳型DNA。

出願人 株式会社日立製作所代理人 弁理士 平 木 祐 輔 同 弁理士 石 井 貞 次

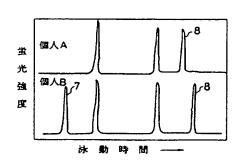
第 | 図

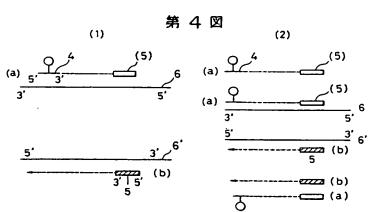


第 2 図



第3図





第1頁の続き

⑩発明者嶋田

保 東京都国分寺市東恋ケ窪 1 丁目280番地 株式会社日立製 作所中央研究所内

This Page is Inserted by IFW Indexing and Scanning Operations and is not part of the Official Record

BEST AVAILABLE IMAGES

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images include but are not limited to the items checked:	
☐ BLACK BORDERS	
☐ IMAGE CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES	
☐ FADED TEXT OR DRAWING	
☐ BLURRED OR ILLEGIBLE TEXT OR DRAWING	
☐ SKEWED/SLANTED IMAGES	
☐ COLOR OR BLACK AND WHITE PHOTOGRAPHS	
☐ GRAY SCALE DOCUMENTS	
☐ LINES OR MARKS ON ORIGINAL DOCUMENT	
☐ REFERENCE(S) OR EXHIBIT(S) SUBMITTED ARE POOR QUALITY	

IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.

☐ OTHER:

As rescanning these documents will not correct the image problems checked, please do not report these problems to the IFW Image Problem Mailbox.